

糖原PAS 染色液(真菌专用)

产品简介

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一，McManus 在 1946 年最先使用高碘酸-雪夫技术显示黏蛋白，该法常用来显示糖原和其他多糖，该技术不仅能显示糖原，还能显示中性黏液性物质和某些酸性物质以及软骨、垂体、霉菌、真菌、色素、淀粉样物质、基底膜等。过碘酸(又称高碘酸)是一种强氧化剂，它能氧化糖类及有关物质中的1,2-乙二醇基，使之变为二醛，醛与 Schiff 试剂能结合成一种品红化合物，产生紫红色，由于高碘酸还可氧化细胞内其他物质，使用时应注意选择好高碘酸浓度和氧化时间，使氧化控制在既能把乙二醇基氧化成醛基又不至于过氧化，这是很关键的步骤。

糖原 PAS 染色液(真菌专用)利用真菌含有多糖，经过碘酸氧化暴露出醛基，醛基与无色 Schiff 结合呈现红色，该染色法性能稳定，特异性强；操作简捷，仅需 0.5h；低浓度过碘酸更适用于真菌染色，无盐酸乙醇分化液分化步骤。该试剂仅用于科研领域，不适用于临床诊断或其他用途。

产品组成

名称 \ 编号	ADS009G0 4×20ml	ADS009G1 4×50ml	Storage
试剂(A): 过碘酸溶液	20ml	50ml	4°C 避光
试剂(B): Schiff Reagent	20ml	50ml	4°C 避光
试剂(C): 亚硫酸钠溶液	20ml	50ml	RT
试剂(D): Mayer 苏木素染色液	20ml	50ml	RT
使用说明书	1 份		

自备材料

- 1、蒸馏水、系列乙醇、环保浸蜡脱蜡透明液、中性树脂

操作步骤(仅供参考)

- 1、常规固定(常采用 10%中性福尔马林)，常规脱水包埋，二甲苯或脱蜡透明液脱蜡至水。
- 2、入过碘酸溶液室温氧化 5~10min，自来水冲洗 2 次，蒸馏水浸洗 2 次。
- 3、入 Schiff Reagent 并加盖，置于室温阴暗处浸染 10~20min。
- 4、亚硫酸钠溶液滴洗 2 次，每次 2min，流水冲洗 2min。
- 5、Mayer 苏木素复染核 2~5min，流水冲洗 5min。

6、常规脱水,二甲苯或 脱蜡透明液透明,中性树胶封固。

染色结果

真菌	紫红色
细胞核	蓝色

备注:颜色深浅很大程度上取决于样品在过碘酸溶液和 Schiff Reagent 中作用时间的长短。

阴性对照(可选)

- 1、取淀粉酶 1g 溶解于 PBS(pH5.3) 100ml, 处理 30~60min, 与其他样本共同入过碘酸溶液, 结果应为阴性。
- 2、(备选方案)取唾液片(过滤后用)处理 30~60min, 与其他样本共同入过碘酸溶液。结果应为阴性。
- 3、(备选方案)如果对照片采用其自身样本, 对照片不经过碘酸溶液这一步, 直接入Schiff Reagent, 结果应为阴性。

注意事项

- 1、过碘酸氧化时间不宜过久, 氧化时的温度以 18~22℃最佳。
- 2、过碘酸溶液、Schiff Reagent 使用时避免接触过多的阳光和空气, 使用前最好提前 30min 取出恢复至室温, 避光暗处使用。
- 3、过碘酸溶液和 Schiff Reagent 中作用时间非常重要, 该依据切片厚薄、细胞或组织的类别等决定。
- 4、如常规切片建议用糖原PAS染色液, 其过碘酸和苏木素浓度都相对高。
- 5、为了您的安全和健康, 请穿实验服并戴一次性手套操作。
- 6、试剂开封后请尽快使用, 以防影响后续实验效果。

有效期: 12个月。低温运输, 按要求保存。